



① Veröffentlichungsnummer: 0 470 290 A1

EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

② Anmeldenummer: 90115421.1 ⑤ Int. Cl.⁵: C12M 1/40

22 Anmeldetag: 10.08.90

Veröffentlichungstag der Anmeldung:
 12.02.92 Patentblatt 92/07
 Anmelder: SIEMENS AKTIENGESELLSCHAFT Wittelsbacherplatz 2
 W-8000 München 2(DE)

Benannte Vertragsstaaten:
CH DE DK FR GB IT LI NL SE
© Erfinder: Preidel, Walter, Dr. Dipl.-Chem.
Eskilstunastrasse 14
W-8520 Erlangen(DE)

- (54) Elektrochemisch-enzymatischer Sensor.
- © Ein elektrochemisch-enzymatischer Sensor zur Bestimmung von Substanzen, insbesondere Glucose, in Körperflüssigkeiten, der eine gute Langzeitstabilität besitzt, weist folgende Merkmale auf:
 - eine Sensorelektrode aus elektrokatalytisch inaktivem Kohlenstoff
 - eine Gegenelektrode
 - eine Bezugselektrode
 - eine vor der Sensorelektrode befindliche Enzym enthaltende Schicht und
 - eine die Enzymschicht zur K\u00f6rperfl\u00fcssigkeit hin abdeckende und das Enzym zur\u00fcckhaltende Membran aus biokompatiblem, hydrophilem, sauerstoffdurchl\u00e4ssigem Material.

Die Erfindung betrifft einen elektrochemisch-enzymatischen Sensor zur Bestimmung von Substanzen, insbesondere Glucose, in Körperflüssigkeiten sowie eine implantierbare Sensoranordnung.

Die Messung der Glucosekonzentration im Blut (mittels eines implantierbaren Sensors) ist beispielsweise bei der Diabetestherapie - zur Steuerung der Insulindosierung mittels einer implantierten Pumpe - erforderlich. Dazu wird ein Sensor benötigt, der spezifisch auf Glucose anspricht, eine gute Langzeitstabilität aufweist und biokompatibel ist. Ein derartiger Glucosesensor wäre zudem auch bei klinischen Untersuchungen für die Glucosemessung und bei Glucosetoleranztests einsetzbar, d.h. er muß nicht notwendigerweise implantiert werden.

Die Bestimmung von Glucose im Blut kann mit Enzymsensoren erfolgen, wobei im allgemeinen Glucoseoxidase als Enzym dient (siehe dazu: J. G. Schindler "Bioelektrochemische Membranelektroden", Verlag Walter de Gruyter, Berlin - New York, 1983, Seiten 211 ff.). Der Verwendung von enzymatischen Glucosesensoren zur Diabetestherapie steht bislang allerdings die mangelnde Langzeitstabilität der Sensoren entgegen. Verschiedene Maßnahmen, das Enzym zu stabilisieren, beispielsweise durch Einschluß in eine Matrix, chemische Bindung oder Adsorption, führen zwar zu einer Verbesserung der Stabilität, aber auch zu einer Verminderung der Selektivität für Glucose. Die bislang erreichbare Langzeitstabilität von Enzymsensoren beträgt deshalb im allgemeinen lediglich bis zu 30 Tagen in vitro bzw. bis zu 14 Tagen in vivo, obwohl auch bereits über eine Implantationsdauer von ca. 100 Tagen berichtet wurde (siehe dazu: "Nachr. Chem. Tech. Lab.", Bd. 38 (1990), Seiten 868 und 869).

Enzymatische Glucosesensoren arbeiten nach folgendem Prinzip:

$$\beta$$
-D-Glucose + 0_2 + H_2 0 Glucose + H_2 0.

Dabei wird - als Maß für die Glucosekonzentration - entweder die Verarmung an Sauerstoff (O_2) oder die Anreicherung an Wasserstoffperoxid (H_2O_2) bestimmt. Die Messung erfolgt potentiometrisch oder amperometrisch, wobei eine Meßelektrode aus Edelmetall, im allgemeinen Platin, verwendet wird. Die mangelnde Langzeitstabilität des Enzyms, d.h. die Ursache für die Alterung, dürfte dabei in einer Beeinflussung (des Enzyms) durch das H_2O_2 oder durch die Meßelektrode bzw. durch Zersetzung des Enzyms an der Meßelektrode gebildete Produkte begründet sein.

Aufgabe der Erfindung ist es, einen elektrochemisch-enzymatischen Sensor der eingangs genannten Art in der Weise auszugestalten, daß keine Beeinflussung des Enzyms durch die Meßelektrode (Sensorelektrode) erfolgt und somit eine gute Langzeitstabilität gegeben ist.

Dies wird erfindungsgemäß durch einen Sensor mit folgenden Merkmalen erreicht:

- eine Sensorelektrode aus elektrokatalytisch inaktivem Kohlenstoff
- eine Gegenelektrode

20

25

35

40

55

- eine Bezugselektrode
- eine vor der Sensorelektrode befindliche Enzym enthaltende Schicht und
- eine die Enzymschicht zur Körperflüssigkeit hin abdeckende und das Enzym zurückhaltende Membran aus biokompatiblem, hydrophilem, sauerstoffdurchlässigem Material.

Dem elektrochemisch-enzymatischen Sensor nach der Erfindung liegt das Prinzip eines Sauerstoffsensors zugrunde, d.h. es wird die Änderung des Sauerstoffgehaltes bestimmt; diese Änderung besteht vorwiegend in einer Abreicherung (an O₂). Durch die Kombination der Enzymreaktion mit einem O₂-Sensor, der das Enzym nicht beeinflußt und somit die Enzymaktivität nicht verändert, wird eine hohe Langzeitstabilität erreicht. Beim erfindungsgemäßen Sensor besteht nämlich die Meß- bzw. Sensorelektrode aus elektrokatalytisch inaktivem Kohlenstoff. An einer derartigen Elektrode wird aber nur Sauerstoff umgesetzt, d.h. reduziert, andere Reaktionen sind dagegen stark gehemmt, und auch das Enzym reagiert nicht, d.h. es wird elektrochemisch nicht verändert.

Beim Sensor nach der Erfindung findet auch keine Vergiftung der Meßelektrode durch Substanzen statt, die möglicherweise durch die Membran und die Enzymschicht zur Elektrode diffundieren. Da somit keine schädlichen Elektrodenreaktionen ablaufen, erfolgt auch keine Verminderung der Enzymaktivität durch Reaktionsprodukte derartiger Reaktionen. Dieser Sensor erfordert ferner keine zusätzlichen Substanzen zur Elektronenübertragung, wie Ferrocen und Tetracyanochinodimethan, weil an der Sensorelektrode eine Reduktion von Sauerstoff erfolgt.

Der erfindungsgemäße Sensor dient vorzugsweise zur Bestimmung von Glucose (mit Glucoseoxidase). Das diesem Sensor zugrundeliegende Prinzip der Kombination eines Sauerstoffsensors mit einer Enzymreaktion, die Sauerstoff erzeugt oder verbraucht, läßt sich aber auch zur Bestimmung anderer Substanzen verwenden. Beispiele dafür sind:

- (verschiedene) Zucker mit entsprechender Oxidase, wie Galactose mit Galactoseoxidase
- Lactat mit Lactatoxidase
- Methanol bzw. Ethanol mit Alkoholoxidase
- Cholesterin mit Cholesterinoxidase
- Harnsäure mit Uricase

20

- Ascorbinsäure mit Ascorbatoxidase
- Pyruvat mit Pyruvatoxidase
- Adenosintriphosphat mit Glucoseoxidase/Hexokinase und
- Wasserstoffperoxid mit Katalase.

Bei der letztgenannten Reaktion, der H₂O₂-Bestimmung, erfolgt im übrigen die Bildung von Sauerstoff, d.h. eine Anreicherung.

Beim erfindungsgemäßen Sensor kann das Enzym sowohl in gelöster als auch in immobilisierter Form eingesetzt werden. Bei der Immobilisierung, die insbesondere durch Vernetzung, beispielsweise - zusammen mit Rinderserumalbumin - mittels Glutaraldehyd, oder durch Einschluß in eine Matrix, beispielsweise aus Polyacrylamid, erfolgen kann, geht im allgemeinen allerdings ein Teil der Enzymaktivität verloren, wodurch die Lebensdauer eingeschränkt wird. Um eine höhere Langzeitstabilität zu erreichen, kann deshalb dem Enzym vorteilhaft Katalase zugesetzt werden. Dadurch soll die Anreicherung von H_2O_2 vermieden werden, welches das Enzym möglicherweise schädigt. Außerdem kann das Enzym auch in regelmäßigen Abständen ausgetauscht werden.

Der Sensor nach der Erfindung weist eine Dreielektrodenanordnung auf, die mit einer gepulsten Spannung angesteuert wird (siehe dazu beispielsweise EP-OS 0 170 998). Dazu werden der Meß- bzw. Sensorelektrode zyklisch zwei Potentiale aufgeprägt, nämlich ein Meßpotential und ein sogenanntes Erholungspotential. Die Verweildauer beim Meßpotential ist dabei klein im Vergleich zur Zyklusdauer; auf diese Weise wird der Sauerstoffverbrauch sehr niedrig gehalten. Als Meßsignal wird der während der Meßperiode fließende Strom ausgewertet, wobei der Strom vorteilhaft integriert und das Ladungssignal ausgewertet wird; das Integral des Stromes wird dabei vorzugsweise mit einer Zeitverzögerung gebildet. Die ermittelte Ladung ist dann ein Maß für die Sauerstoffkonzentration. Bei einer derartigen Impulsmethode liegt der Leistungsbedarf unterhalb 50 µW. Der erfindungsgemäße Sensor ist deshalb auch als Langzeitimplantat einsetzbar.

Der elektrochemisch-enzymatische Sensor nach der Erfindung ist relativ einfach aufgebaut. Neben der eigentlichen Meßelektrode, die auch als Arbeitselektrode bezeichnet wird, und einer Gegen- und Bezugselektrode sowie einem Enzym erfordert er lediglich eine Membran. Bei den bekannten Enzymsensoren dagegen werden meistens zwei Membranen verwendet. Eine Membran dient dabei dazu, das Enzym vom umgebenden Elektrolyten abzutrennen, die andere Membran wird unmittelbar vor der Meßelektrode angeordnet. Diese Membran ist meistens nur für eine bestimmte Molekülart durchlässig, damit eine möglichst spezifische Elektrodenreaktion erhalten wird. Für einen derartigen Zweck wird häufig eine sogenannte Carrier-PVC-Membran eingesetzt, die aber bei der Anwendung in Implantaten aufgrund der Toxizität der enthaltenen Komponenten problematisch ist.

Die beim erfindungsgemäßen Sensor eingesetzte Membran besteht vorzugsweise aus Celluloseacetat oder perfluorsulfoniertem Polytetrafluorethylen; es kann beispielsweise aber auch Polyurethan verwendet werden. Allgemein ist diese Membran, die einerseits das Enzym zurückhält und andererseits durchlässig für Sauerstoff ist, biokompatibel und hydrophil, d.h. durchlässig für die zu bestimmende Substanz. Aufgrund der hohen Empfindlichkeit des Sensors für Sauerstoff kann dabei eine Membran gewählt werden, die für die zu bestimmende Substanz, wie Glucose, einen niedrigen Diffusionskoeffizienten besitzt, beispielsweise unterhalb 10⁻¹² m²/s. Der Diffusionskoeffizient für Sauerstoff soll derart sein, daß einerseits genügend Sauerstoff für die Enzymreaktion zur Verfügung steht, andererseits aber kein Überschuß vorhanden ist. Für die maximal meßbare Konzentration der zu bestimmenden Substanz ist das Verhältnis zwischen der Sauerstoffdiffusion und der Diffusion dieser Substanz entscheidend. Dieses Verhältnis wird durch den Charakter der Membran bestimmt, d.h. durch den Grad der Hydrophilität.

Die Dicke der Membran ist relativ unkritisch, da die Ansprechzeit des Sensors für Sauerstoff sehr kurz ist, für die eigentliche Messung (der jeweiligen Substanz) aber Ansprechzeiten von einigen Minuten tolerierbar sind. Im allgemeinen beträgt die Membrandicke 10 bis 150 μ m.

Als Material für die Sensorelektrode dient vorteilhaft Glaskohlenstoff, Pyrographit, gesputterter Kohlenstoff, gesputterter Graphit und amorpher wasserstoffhaltiger Kohlenstoff (a-C:H); vorzugsweise wird dabei Glaskohlenstoff eingesetzt, und zwar in nicht-aktivierter Form, d.h. es wird eine sogenannte glatte Glaskohlenstoffelektrode verwendet. Die Gegenelektrode besteht vorteilhaft aus Platin oder aktiviertem Glaskohlenstoff. Die Bezugselektrode ist vorzugsweise eine Ag/AgCl-Elektrode.

Für Implantationszwecke dient vorteilhaft eine Sensoranordnung mit zwei Meßelektroden, von denen

eine als Sensorelektrode mit Enzym, die andere als Sensorelektrode ohne Enzym ausgestaltet ist, d.h. im zweiten Fall liegt beispielsweise eine Lösung vor, die kein Enzym enthält. Dabei wird bei der Messung von Impuls zu Impuls von einer Elektrode zur anderen umgeschaltet; die Differenz der dabei erhaltenen Signale entspricht der Konzentration der zu bestimmenden Substanz. Bei einer derartigen Anordnung, die sich gut zur Langzeitimplantation eignet, weil eine Drift des Meßsignals ausgeschaltet ist, weisen die beiden Sensoren, d.h. die beiden Meßelektroden, vorzugsweise zusammen nur eine Gegenelektrode und eine Bezugselektrode auf. Derartige für Implantationszwecke geeignete Anordnungen werden vorteilhaft als Scheibensensoren ausgebildet. Bei Messungen im Blut werden dagegen vorzugsweise sogenannte Tip-Elektroden eingesetzt. Bei derartigen Elektroden wird auf die Elektrodenspitze (der Meßelektrode) beispielsweise eine ein Enzym enthaltende Polymerlösung aufgebracht und nach dem Trocknen mit einer Membranschicht abgedeckt.

Anhand von Ausführungsbeispielen soll die Erfindung noch näher erläutert werden.

Für die Untersuchungen werden Durchflußmeßzellen aus Polysulfon eingesetzt, wobei eine glatte Glaskohlenstoffelektrode als Arbeitselektrode dient (Durchmesser: 5 mm; Fläche: 0,2 cm²). Die Bezugselektrode ist eine Ag/AgCl-Elektrode, als Gegenelektrode dient eine Platinelektrode (sandgestrahlt) oder eine Elektrode aus aktiviertem Glaskohlenstoff (Fläche jeweils 0,2 cm²).

Zur Konzentrationsbestimmung von Glucose dient beispielsweise ein Sensor, bei dem sich im Raum zwischen der Arbeitselektrode und einer Membran aus Nafion, d.h. perfluorsulfoniertem Polytetrafluorethylen (Dicke: ca. 35 μm; Diffusionskoeffizient für Glucose: 5,9.10⁻¹³ m²/s, für O₂: 20.10⁻¹³ m²/s), 10 μl einer wäßrigen Lösung von Glucoseoxidase (in physiologischer Kochsalzlösung oder Ringerlösung) befinden. Als Elektrolyt dient eine Ringerlösung mit einem Gehalt von 10 % O₂. Der Sensor wird nach dem Impulsverfahren betrieben (Impulsdauer: 20 ms, Integration: 15 bis 20 ms, Zyklusdauer: 2 s).

Bei 25 °C werden gut reproduzierbare Meßkurven erhalten. Dabei ist die Abnahme des Sensorsignals mit der Zeit wesentlich geringer als bei herkömmlichen Sensoren. Dies ist darauf zurückzuführen, daß die Sensorelektrode nicht vergiftet wird. Vergleichbare Ergebnisse ergeben sich auch bei 37 °C in Ringerlösung. Auch bei der Verwendung von defibriniertem Schafblut als Elektrolyt werden zufriedenstellende Ergebnisse erzielt.

Wird eine dickere, d.h. weniger hydrophile Membran eingesetzt (Dicke: ca. 105 μ m), so ist die Empfindlichkeit höher, weil die Sauerstoffdiffusion - gegenüber einer verminderten Glucosediffusion - verbessert ist (Diffusionskoeffizient für Glucose: 3,1.10⁻¹³ m²/s, für O_2 : 14.10⁻¹³ m²/s). Derartige Sensoren wurden im Dauerversuch (bei 25 °C) über einen Zeitraum von mehr als 100 Tagen erfolgreich getestet.

Bei der Bestimmung von Lactat beispielsweise befindet sich in entsprechender Weise eine Lösung von Lactatoxidase (10 µI) direkt vor der Arbeitselektrode. Die Membran besteht in diesem Fall beispielsweise aus Celluloseacetat oder -nitrat.

Der Sensor nach der Erfindung kann auch in Form eines Kathetersensors aufgebaut sein. Zur Bestimmung von Glucose beispielsweise dient hierbei eine Dreielektrodenanordnung mit einer Glaskohlenstoffelektrode als Spitze und einer dahinter isoliert angeordneten Ag/AgCl-Bezugselektrode; isoliert dahinter folgt dann eine Pt-Gegenelektrode. Auf die Arbeitselektrode aus Glaskohlenstoff wird das Enzym Glucoseoxidase in der Weise aufgebracht, daß die Elektrode in ein Gemisch aus Glucoseoxidaselösung, Rinderserumalbumin und Glutaraldehydlösung (5 %) eingetaucht wird; anschließend wird getrocknet. Nachfolgend wird der Katheter, einschließlich der Bezugselektrode, in eine Nafionlösung (5 %, Isopropanol) eingetaucht, um die Enzymschicht mit einer hydrophilen Membran abzudecken. Eine derartige Membran wird beispielsweise auch mittels einer Lösung von Polyurethan (10 %, N-Methylpyrrolidon) erhalten.

5 Patentansprüche

- Elektrochemisch-enzymatischer Sensor zur Bestimmung von Substanzen, insbesondere Glucose, in K\u00f6rperfl\u00fcssigkeiten. \u00e4ekennzeichnet durch
 - eine Sensorelektrode aus elektrokatalytisch inaktivem Kohlenstoff
 - eine Gegenelektrode
 - eine Bezugselektrode
 - eine vor der Sensorelektrode befindliche Enzym enthaltende Schicht und
 - eine die Enzymschicht zur K\u00f6rperfl\u00fcssigkeit hin abdeckende und das Enzym zur\u00fcckhaltende Membran aus biokompatiblem, hydrophilem, sauerstoffdurchl\u00e4ssigem Material.
- Sensor nach Anspruch 1, dadurch gekennzeichnet, daß die Sensorelektrode aus Glaskohlenstoff, Pyrographit, gesputtertem Kohlenstoff, gesputtertem Graphit oder amorphem wasserstoffhaltigem Kohlenstoff besteht.

55

50

35

- Sensor nach Anspruch 1 oder 2, dadurch gekennzeichnet, daß die Gegenelektrode aus Platin oder aktiviertem Glaskohlenstoff besteht.
- 4. Sensor nach einem der Ansprüche 1 bis 3, dadurch gekennzeichnet, daß die Bezugselektrode eine Ag/AgCI-Elektrode ist.

5

15

20

25

30

35

40

45

50

55

- 5. Sensor nach einem oder mehreren der Ansprüche 1 bis 4, dadurch gekennzeichnet, daß das Enzym in gelöster oder immobilisierter Form vorliegt.
- 5. Sensor nach einem oder mehreren der Ansprüche 1 bis 5, dadurch gekennzeichnet, daß die Membran aus Celluloseacetat oder perfluorsulfoniertem Polytetrafluorethylen besteht.
 - 7. Implantierbare Sensoranordnung, **gekennzeichnet** durch einen ersten Sensor nach einem oder mehreren der Ansprüche 1 bis 6 und einen zweiten Sensor mit entsprechendem Aufbau, aber ohne Enzym.
 - 8. Sensoranordnung nach Anspruch 7, **dadurch gekennzeichnet**, daß die beiden Sensoren zusammen nur eine Gegenelektrode und eine Bezugselektrode aufweisen.

5



EUROPÄISCHER RECHERCHENBERICHT

EP 90 11 5421

| EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE | | | |] |
|---|--|-------------------------------------|-----------|---|
| Kategorie | Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, | | | KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int. CI.5) |
| X | CO.) | SHITA ELECTRIC INDUSTRIAL | 1-5,7,8 | C 12 M 1/40 |
| | * Ansprüche 1,2,5,7,9,10,11 2 - Seite 33, Zeile 13 * | ,16; Beispiele 1,5; Seite 32, Zeile | | |
| Υ | 2 0010 00, 2010 10 | | 1-8 | |
| Υ | EP-A-0 127 958 (GENETIC * Ansprüche 1,3,7-11,25,26; | | 1-8 | |
| Α | EP-A-0 136 362 (MATSUS CO.) * Beispiel 5; Figur 3; Ansprû | BHITA ELECTRIC INDUSTRIAL | 1,3-5 | |
| Α | GB-A-1 167 317 (LELAND * Ansprüche 1,4,5,7,14 * | | 1,2,4,5,7 | |
| X | US-A-4 655 880 (CHUNG-CHIUN LIU) * Ansprüche 1,4,5,6,7,8,9,19,22,23; Spalte 11, Zeilen 18-51; Spalte 13, Zeilen 13-17 * | | 1-5,7,8 | |
| Υ | Spalle 13, Zellen 13-17 | | 1,6 | |
| | | | | RECHERCHIERTE SACHGEBIETE (Int. Cl.5) |
| | | | | C 12 M |
| | | | | |
| De | er vorliegende Recherchenbericht wur | | _ | |
| Recherchenort Abschlußdatum der Recherche | | | | Prüfer |
| | Den Haag | 24 April 91 | | COUCKE A.O.M. |

- KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE X: von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y: von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie

- A: technologischer Hintergrund
 C: nichtschriftliche Offenbarung
 P: Zwischenliteratur
 T: der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze
- E: älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D: in der Anmeldung angeführtes Dokument
- L: aus anderen Gründen angeführtes Dokument
- &: Mitglied der gleichen Patentfamilie, übereinstimmendes Dokument